衝撃波による致死的肺出血マウスに対する人工血小板 (H12-ADP-liposome) の救命効果

防衛医科大学校生理学講座¹⁾、同 免疫微生物学講座²⁾、同 救急部³⁾、同 防衛医学研究センター情報シス テム研究部門⁴⁾、日本医科大学形態解析共同研究施設⁵⁾、早稲田大学先進理工学部⁶⁾、防衛医科大学校・防衛医 学研究センター外傷研究部門プ

学2)、宮脇 博基3)、佐藤 俊一4)、鈴木 英紀5) 萩沢 康介¹⁾、木下 土井 麻美⁶⁾、武岡 真司⁶⁾、小野 聡"、斎藤 大蔵7)、西田

要旨

【はじめに】爆発などの衝撃波による外傷では、中空臓器である肺損傷から、致死性の肺出血を合併 することが多い。われわれはレーザー誘起衝撃波を用いて、ヒトの Blast Lung Injury の病像に近似し た致死性肺出血マウスモデルの作製に成功しており、今回、H12-ADP-liposome 投与が救命効果を発 揮するか検討した。【方法】H12-ADP-liposome をマウスの尾静脈から投与した後に、レーザー誘起衝 撃波 (8 I) を右側背から照射した (n=13)。生理食塩水投与 (n=12)、分子標的性のない ADPliposome 投与 (n=10)、PBS-liposome 投与 (n=10) にも同様にレーザー誘起衝撃波を照射して、5 日 後の生存率を比較した。【結果】H12-ADP-liposome 群が他群に比して有意に生存した。病理学的検討 では H12-ADP-liposome 群では生食投与群に比べて非照射側(左側) 肺での出血面積が縮小していた。 また気管支肺胞洗浄液中の TNF-α などの炎症性サイトカイン濃度の上昇が抑制されていた。【結論】 H12-ADP-liposome の投与は、衝撃波による致死的肺出血の救命に有用である可能性が示唆された。

1.背景

Blast Lung Injury は戦傷者のとくに多発外傷で頻発する。1944 年のモンテ・カッシーノの戦闘で外 見からは胸部外傷の所見なく死亡した兵士 87 名の剖検例の 34.5%で Blast Lung Injury の合併を認 めた¹。また 1969 年から 1974 年の北アイルランド紛争の犠牲者の 47%にびまん性肺挫傷を認めてい るむ。そもそも肺は鼓膜に次いで爆発・衝撃波による損傷を蒙りやすい臓器である。それは衝撃圧が肺 胞と毛細血管の境界を通過する際に、肺胞壁の破断を生じ、出血、肺挫傷さらには気胸・血胸・皮下 気腫などを引き起こすためである。戦闘用の防弾服は、弾丸そのものや爆発物の破片による2次的な 被害から体幹を防護する効果はあるものの、1 次的な Blast Injury すなわち衝撃圧損傷に対しては無 力である³⁾。

現在に至るまで Blast Lung Injury に対しての特異的な治療法は確立していない。治療ガイドライ ンは頸椎保護、気道確保、酸素供給、呼吸管理、出血の制御と循環管理を推奨しているに過ぎない⁴。 Blast Lung Injury の病態生理は、いくつかの急性肺傷害の病態が複合している。肺胞壁の機械的過 進展という点では、人工呼吸による肺損傷(VILI)に類似している。また低酸素症/低血圧の遷延に関 しては、虚血再灌流傷害モデルに類似している。これらに共通するのは肺胞への出血と滲出液・炎症 細胞の浸潤である。その病態制御に、内因性アデノシン産生とアデノシン受容体活性が重要であるこ とがわかってきた。

われわれは人工血小板として H12-ADP-liposome (平均径 210 nm) を開発してきた。これは血小板 が凝集するために不可欠な血小板膜糖タンパクの IIb/IIIa 複合体をターゲットに、フィブリノゲンγ 鎖カルボキシル末端にある 12 個のペプチド(HHLGGAKQAGDV 配列:H12)をリポゾーム膜の表面 に組み込むとともに、リポソーム内部にアデノシン 5'-二リン酸(ADP)を含有させている⁵⁾。H12-

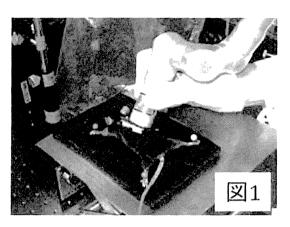


図 1 マウスへのレーザー誘起衝撃波(LISW) 照射

ADP-liposome は出血局所において血小板同士の凝集を補強するとともに内封していた ADP を放出する。H12-ADP-liposome($20 \, \mathrm{mg/kg}$)の投与で致死的な低血小板性凝固障害の止血凝固能を回復させ救命が可能になった 6 。この ADP は、P2Y 受容体を介した血小板凝集促進作用だけではなく、アデノシンに代謝され臓器保護に作用すると考えられることから、H12-ADP-liposome 投与が Blast Lung Injury の新しい治療法につながるものと考えた。本研究はヒトの Blast Lung Injury の病像に近似した致死性のマウス肺出血モデルを用いて、H12-ADP-liposome による Blast Lung Injury の低減・救命効果を検証するとともに、そのメカニズム解明を目的とした。

2.方法

防衛医科大学校動物実験倫理委員会による承認を受け、計 144 匹の C57BL/6 マウス(25+2 g)を 使用した。

- 1) レーザー誘起衝撃波(LISW)装置
- 波長 694 nm の Q スイッチ・ルビー・レーザーをターゲット (天然ゴム+アクリル板: 直径 12.0 mm・厚さ 0.5 mm) に単発照射し、プラズマ現象から衝撃波を形成した 7 。
- 2) LISW 強度による Blast Lung Injury の死亡閾値
- マウスを剃毛後、腹臥位に固定した(図 1)。レーザー装置をマウス右側背より密着させたうえで LISW を右肺全体に照射し、Blast Lung Injury を作成した。 $6\,J$ 、 $6.5\,J$ 、 $7\,J$ 、 $7.5\,J$ 、 $8\,J$ 、 $8.5\,J$ (n=3ずつ)、 $9\,J$ (n=2) の LISW 照射後、気道閉塞による窒息死を防止する体位をとりながら、 $60\,G$ 間呼吸状態などを観察し、回復後は飼育ケージに戻した。
- 3) H12-ADP-liposome 投与による救命効果
- H12-ADP-liposome (n=13)、ADP-liposome (n=10)、PBS-liposome (n=10)、生理食塩水 (n=12) を $120~\mu$ L 尾静脈から投与した。その後、LISW 8 J を右肺に照射し、気道閉塞による窒息死を防止する体位をとりながら、60 分間呼吸状態などを観察し、回復後は飼育ケージに戻した。
- 4) H12-ADP-liposome 投与による臓器保護のメカニズム解明
- LISW 実験の 1 時間前に、A2A 受容体拮抗薬(ZM241385) $10 \,\mathrm{mg/kg}$ をマウスに皮下注射した (n=6)。同様に A2B 受容体拮抗薬(PSB 1115) $10 \,\mathrm{mg/kg}$ をマウスの腹腔内に注入した (n=6)。 その後、H12-ADP-liposome $120 \,\mu$ L を尾静脈から投与し、LISW 8 J を右肺に照射した。気道閉塞による窒息死を防止する体位をとりながら、 $60 \,\mathrm{分間呼吸状態}$ などを観察し、回復後は飼育ケージに戻した。

- 5) Sonoclot®による血液凝固評価と血算測定
- ①H12-ADP-liposome、ADP-liposome、PBS-liposome、生理食塩水 120 μL を尾静脈から投与した (n=2 ずつ)。5 分後に腹部大動脈から採血した。
- ②H12-ADP-liposome (n=6)、ADP-liposome (n=5)、PBS-liposome (n=5)、生理食塩水 (n=6) を 120 μL、尾静脈から投与した。5 分後に LISW 8 J を照射してただちに腹部大動脈から採血した。 いずれのサンプルも血算測定とともに、Sonoclot® (Sienco、CO) を使用し、凝集から凝固開始 までの時間を反映する clotting time (CT) と凝固の完成を示す clotting rate (CR) を測定し、止血 凝固能を総合的に評価した6。

6) 病理組織学的検討

H12-ADP-liposome、生理食塩水を 120 μL 尾静脈から投与した (n=5 ずつ)。5 分後に LISW 8 J を照射。3時間後にマウスの肺、心臓、肝臓、脾臓および腎臓を病理学検査用に採取した。但し生 理食塩水投与群は観察中死亡した場合、ただちに検体を採取。HE 染色を行って、定量評価として Yelvertons らの Pathological injury スコア⁸⁾を修正して、使用した。

Pathological injury スコア = (E+G+ST)×(SD) 64 点満点

- ●Extent:肺の受傷面積として、いくつの肺葉に損傷が及んでいるか(1~7点)
- ●Grade:病変の重症度として、各肺葉の何割が受傷しているか(1~4点)
- ●Severity Type:出血や損傷の重症度として、損傷は散在性か融合性であるか(1~5 点)
- ●Severity Depth/Disruption:深度として、損傷は胸膜・実質まで及んでいるか(1~4 点)
- 7) 電子顕微鏡による観察

H12-ADP-liposome、生理食塩水を 120 µL 尾静脈から投与した (n=2 ずつ)。 LISW の 24 時間後 に採取した。但し生理食塩水投与群は観察中死亡した場合、その時点で検体を採取した。

8) 気管支肺胞洗浄液(BAL)分析

H12-ADP-liposome (n=3)、ADP-liposome (n=3)、PBS-liposome (n=3)、生理食塩水 (n=3)、 H12-ADP-liposome + ZM241385 (n=4)、H12-ADP-liposome + PSB 1115 (n=3)、前述のとおりそ れぞれの薬物を投与してから LISW 8 J を右肺に照射し、3 時間後にマウスから BAL 液を採取し た。BAL 液中アルブミン濃度は Bradford 法(Bio Rad)で測定した。BAL 液中の TNF-α および MIP-2 濃度は ELISA 法(R & D Systems)で定量した。

9) 統計解析

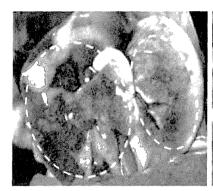
生存率は Wilcoxon signed rank test によって比較した。2 群間の統計は Student's t test を使用 した。他は ANOVA を使用し、Bonferroni post-hoc test を行った。いずれも p<0.05 を統計的有 意とした。

3.結果

胸部 X 線は Blast Lung Injury 出血により右肺に浸潤影を示した。びまん性の出血が右葉および左 肺門部に生じた(図2破線円内)。融合性の出血が、右肺下葉に生じた。LISW 強度による死亡閾値の 検討では、8] 以上で鼻出血(喀血)ありのものはすべて 1 時間以内に死亡した。よって以後の生存率 の検討では鼻出血(喀血)のない場合を除外した。

1) 生存率比較

図 3 に示すように、H12-ADP-liposome 群が他群に比して有意に生存率が高かった。H12-ADPliposome (9/13)、ADP-liposome (2/10)、PBS-liposome (0/10)、生理食塩水 (1/12) であった。 アデノシン受容体拮抗薬は、H12-ADP-liposome による救命効果を阻害した。(ZM241385:0/6、



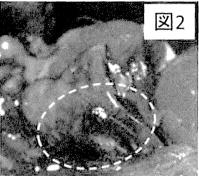
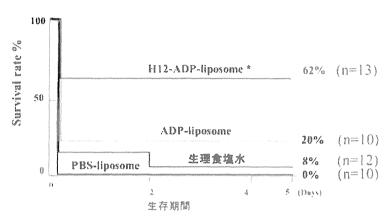


図2 Blast Lung Injury のマクロ像



* p=0.014, mxn Chi square and Yates test

図3 予後の比較

表 1 血算ならびに血液凝固機能データ

	LISW (-) (n=6)	Normal Saline (n=6)	H12-(ADP) -liposomes (n=6)	(ADP) -liposomes (n=5)	(PBS) -liposomes (n=5)
WBC count $(\times 10^3/\mu L)$	5.6±2.1	2.1±2.4*	4.0±2.2	4.8±1.8	5.3±1.7
RBC count $(\times 10^6/\mu L)$	8.0±0.7	5.5±2.2**	8.3±1.0	8.0 ± 0.5	7.4±1.1
Hemoglobin concentrations (g/dL)	12.8±1.4	8.6±3.7*	13.6±3.1	13.3±1.2	13.1±1.8
Platelet counts $(\times 10^3/\mu L)$	238±71 [↑]	99±54	111±29	109±19	99±23
Clotting time (CT) (sec)	65±14 [†]	131±79	134±58	119±33	129±19
Clotting rate (CR)	$32.5\pm5.5^{\dagger}$	15.0±6.7	14.0±6.1	19.2±8.1	14.70±1.4

Hematological parameters and coagulation factors/activities in mice after LISW exposure (followed by administration of Normal Saline, H12-(ADP)-liposomes, (ADP)-liposomes or (PBS)-liposomes.) Data are mean \pm SD, *p<0.05, **p<0.01 vs. LISW (-), H12-(ADP)-liposomes, (ADP)-liposomes or (PBS)-liposomes or (PBS)-liposomes. †p<0.01 vs. Normal Saline, H12-(ADP)-liposomes, (ADP)-liposomes or (PBS)-liposomes

PSB1115: 1/6)

2) Sonoclot[®]による血液凝固評価と血算

LISW (-) すなわち Blast Lung Injury なしでは、H12-ADP-liposome、ADP-liposome、PBS-liposome、生理食塩水のいずれを投与した場合でも Sonoclot®波形に相違はなく、CT や CR は対照

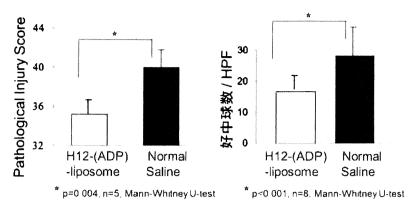


図 4 肺病理の定量評価

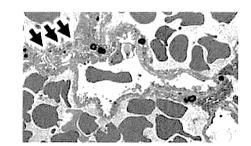
群と変化なかった。LISW による Blast Lung Injury ありでは、H12-ADP-liposome、ADP-liposome、PBSliposome、生理食塩水のいずれを投与した場合でも 同様に CT が 2 倍に延長し CR は半減した。血小板 数も半減した(表1)。

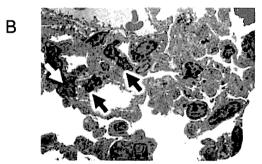
3) 病理組織所見

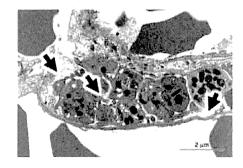
肺以外の心臓、肝臓、脾臓および腎臓には血栓症な どの異常所見はなかった。肉眼所見としては、どちら の群でも右肺には融合性の出血が生じた。左肺では、 生理食塩水投与群で融合性出血が生じた一方で、 H12-ADP-liposome 投与群では、軽度の散在性出血が みられるに過ぎなかった。Pathological injury スコア は H12-ADP-liposome 投与群(40.0+2.0)が生理食 塩水投与群(35.2+2.3)に対して有意に軽減してい た(図4左)。さらに、肺胞における1視野あたりの 好中球数についても、H12-ADP-liposome 投与群 (16.7+6.2) が生理食塩水投与群(28.4+8.5) に対 して有意に軽減していた(図4右)。

4) 電子顕微鏡所見

肺胞壁の毛細血管の変形・破断とともに肺胞内に 赤血球が漏出していた (図 5A)。好中球浸潤も認め られた (図 5B)。H12-ADP-liposome 投与群では毛細 血管内で血小板と結合する H12-ADP-liposome 像が 認められた(図5C)。





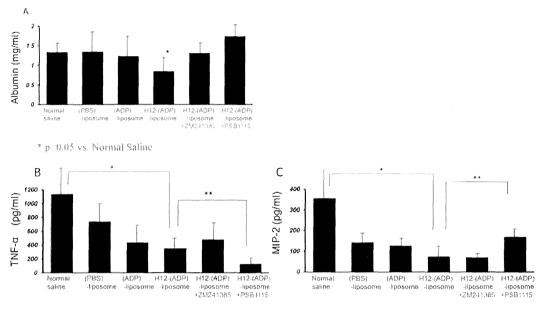


肺透過型電子顕微鏡像 図 5

5) BAL 分析

LISW 照射 3 時間後の BAL 液中のアルブミン漏出は H12-ADP-liposome 投与群においてのみ有 意に減少していた(図 6A)。さらに H12-ADP-liposome 投与は、BAL 液中の TNF-α および MIP-2 の過剰発現を有意に軽減した。アデノシン A2A 受容体拮抗薬は、H12-ADP-liposome 投与による BAL 液中の TNF-α 減少効果を阻害した。アデノシン A2B 受容体拮抗薬は H12-ADP-liposome 投

C



* p=0.05 vs. Normal Saline, ** p=0.05 vs. H12-(ADP)-liposomes + PSB 1115

図 6 気管支肺胞洗浄液解析結果

与による BAL 液中の MIP-2 の減少効果を阻害した(図 6B、C)。

4.考察

LISW 衝撃波による致死性肺出血マウスにおいて、H12-ADP-liposome は肺出血を軽減し、生存率を 増加させた。病理学的には肺胞壁の伸展と毛細血管の破壊に伴う肺胞出血の所見は、Tsokos らによっ て報告されたヒトの Blast Lung Injury の病理所見⁹¹と合致した。

Yelvertons らは Pathological injury スコア 36 点以上を重症肺傷害と定義している⁸⁾が、今回 H12-ADP-liposome 投与により、36 点以下に軽減できており、生命予後を改善したことと合致している。 LISW 照射側の右肺は H12-ADP-liposome 群でも生理食塩水投与群と同様に、融合性の出血が臓器の 深部に亘り、所見に差異はない。むしろ非照射側である左肺の出血が限局されたことが予後の改善に つながっていると推察される。これは LISW の衝撃波は経気道的に反対側の肺胞を傷害すると同時 に、照射側肺の肺胞マクロファージから放出された炎症性サイトカインが反対側の肺胞上皮、毛細血 管に作用することを H12-ADP-liposome が抑制しているものと考えられた。すなわち、H12-ADPliposome は本来の止血作用とともに、局所で放出される ADP が病変部で代謝されアデノシン作用を 示すのではないかと考えられる。一般に、生理学的濃度でアデノシンは A1、A2A および A3 受容体 を活性化する。対照的に、アデノシン A2B 受容体は高濃度のアデノシンで作用すると考えられてい る10)。出血性ショックではアデノシンは病変局所で細胞外に放出される。とくに低酸素病態を伴う場 合にアデノシン A2B 受容体作用が活性化することが報告されている¹¹¹。

今回、アデノシン受容体拮抗薬を使った薬理学的検討では、Blast Lung Injury による好中球誘導性 ケモカインである MIP-2 放出亢進と好中球の遊走浸潤を H12-ADP-liposome 投与が A2B 受容体を介 して抑制し、急性期の予後の改善につながっていたことが示唆された。しかしながら、炎症性サイト カインの $TNF-\alpha$ については確定的なデータは得られなかった。

この Blast Lung Injury モデルでは急性肺傷害の病態が複合している。肺胞壁の機械的過進展に関

しては、人工呼吸による肺外傷 (VILI) に類似している。また低酸素症/低血圧の遷延に関しては、虚 血再灌流傷害モデルに類似している。VILIに関しては、Eckle らが肺胞・毛細血管バリアの欠損が肺 の A2B 受容体を介して減じられると報告した¹²⁾。さらに、A2B 受容体を介して VILI による毛細血管 から肺胞への vascular leak を軽減することに寄与し、A2B 受容体作動薬がある種の「肺利尿」効果を 示し、肺胞クリアランスが改善して臓器保護につながっていると述べている¹²⁾。さらに Eckle らは低 酸素換気モデルで生じる肺胞への好中球の遊走浸潤が A2B 受容体を介して抑制されることも報告し ている11)。

Haskó らは、A2A 受容体を介するアデノシンの外傷/出血性ショック軽減効果を報告している¹³。 一般的にも A2A 受容体を介したアデノシンの抗炎症効果の報告が多い。しかしながら、衝撃波によ り誘起された臓器傷害病態におけるアデノシンの役割は不明な点が多い。血漿中のアデノシンの半減 期が非常に短い(1~2秒)ことが、外因性に投与したアデノシンの実験結果の解釈を難しくしている。 本研究では H12-ADP-liposome の止血作用が病態にどの程度貢献していたかは不明であり、今後さら なる検討が必要である。

結論

H12-ADP-liposome 投与は衝撃波による致死的肺出血の救命に有用である可能性が示唆された。

謝辞

本研究は JSPS 科研費 25462843 の助成を受けたものです。

文献

- Savage O: Pulmonary concussion ('blast') in nonthoracic battle wounds. Lancet 1: 424-429,
- 2) Cooper GJ, Maynard RL, Cross NL, et al: Casualties from terrorist bombings. J Trauma 23: 955-967, 1983
- 3) DePalma RG, Burris DG, Champion HR, et al: Blast injuries. N Engl J Med 352: 1335-1342,
- 4) Horrocks CL: Blast injuries: biophysics, pathophysiology and management principles. J R Army Med Corps 147: 28-40, 2001
- Okamura Y, Takeoka S, Eto K, et al: Development of fibringen gamma-chain peptide-coated, adenosine diphosphate-encapsulated liposomes as a synthetic platelet substitute. J Thromb Haemost 7: 470-477, 2009
- 6) Nishikawa K, Hagisawa K, Kinoshita M, et al: Fibrinogen γ-chain peptide-coated, ADPencapsulated liposomes rescue thrombocytopenic rabbits from non-compressible liver hemorrhage. J Thromb Haemost 10: 2137-2148, 2012
- 7) Satoh Y, Sato S, Saitoh D, et al: Pulmonary blast injury in mice: a novel model for studying blast injury in the laboratory using laser-induced stress waves. Lasers Surg Med 42: 313-318, 2010
- Yelveton JT: Pathology scoring system for blast injuries. J Trauma 40: S111-115, 1996 8)
- Tsokos M, Paulsen F, Petri S, Histologic, immunohistochemical, and ultrastructural findings in 9)

衝撃波による致死的肺出血マウスに対する人工血小板(H12-ADP-liposome)の救命効果

- human blast lung injury. Am J Respir Crit Care Med 168: 549-555, 2003
- 10) Fredholm BB: Adenosine, an endogenous distress signal, modulates tissue damage and repair. Cell Death Differ 14: 1315-1323, 2007
- 11) Eckle T, Faigle M, Grenz A, et al: A2B adenosine receptor dampens hypoxia-induced vascular leak. Blood 111: 2024-2035, 2008
- 12) Eckle T, Grenz A, Laucher S, et al: A2B adenosine receptor signaling attenuates acute lung injury by enhancing alveolar fluid clearance in mice. J Clin Invest 118: 3301-3315, 2008
- 13) Haskó G, Xu DZ, Lu Q, et al: Adenosine A2A receptor activation reduces lung injury in trauma/hemorrhagic shock. Crit Care Med 34: 1119-1125, 2006

人工血小板開発の現状と今後の展望

慶應義塾大学医学部輸血・細胞療法センター 半田 誠 Makoto HANDA

はじめに

我が国では急速な少子高齢化に伴い, 献血人口の減少 と悪性腫瘍などの増加による輸血需要が高まり、近い将 来の血液製剤の払底が危惧されており、それを代替する 人工血液の開発が進められてきた。厳密な取扱いを要す る輸血用血液製剤のなかでもとりわけ血小板濃厚液は, その機能を保持するために、室温(22℃)、水平震盪条 件下で保存しなければならず、その有効期限も採血後4 ~7日(我が国は4日)と短い。従って、血小板濃厚液 を医療現場で常備することは事実上不可能(我が国では 予約制)であり、災害や事故、産科的領域に合併した突 発的な大量出血に緊急対応することは極めて困難である。 血小板製剤の欠点を克服し,長期保存可能で常時使用で きる人工物の開発が、米国において主に軍事目的で始 まってからすでに50年以上が経過した120。残念ながら、 未だ実用化には至っていないが、幾つかの有望な試験物 が報告され、一部は初期臨床試験に供され、将来の製剤 化への取組みが継続されている^{2,31}。血小板の止血機能や 血小板輸血の適応と対比して、人工血小板の開発の現状 と今後の展望を概説する。

人工血小板の設計戦略

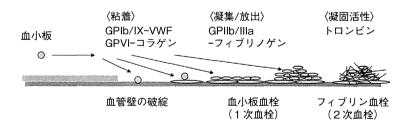
1. 血小板の作用機序(図1)

血小板の最も重要な生理機能は、止血カスケードにおいて1次血栓を形成し、さらに凝固系の活性化を仲介してフィブリンによる強固な2次血栓を誘導することである。実際、血管壁の破綻により露出したコラゲンなどの内皮下組織成分やそこに特異的に集積した血漿のフォン・ビレブランド因子(以下、VWF)をリガンドとして、血小板はその表面にある接着因子受容体(それぞれ、GPVIとGPIb/IX複合体)を介して認識して、止血部位に集積し、その表面を覆うように伸展する(血小板

粘着)。活性化された血小板は、アデノシン2リン酸(以下、ADP)などの顆粒内容物を放出し、トロンボキサンA2を産生して、さらに強力な活性化を受けるとともに、活性化依存性の受容体であるGPIIb/IIIa複合体(αIIbβ3インテグリン)とそのリガンドの血漿フィブリノゲンが結合して、互いに架橋を形成することで血小板凝集が惹起され、1次血栓が形成される(血小板放出反応と血小板凝集)。活性化された血小板の表面にはフォスファチジルセリンなどの陰性荷電を有するリン脂質が露出して、その表面で凝固カスケードが爆発的に進行し、トロンビンの産生に伴うフィブリン血栓の形成が誘導され(血小板凝固活性)、止血血栓が完成する。

2. 人工加小板の設計戦略

生きた血小板を模して、上記の複雑に連動した一連の細胞反応を人工的に創出することは事実上不可能である。幸いに、血小板輪血が必要な場合でも患者の血小板が全くゼロになることはない。そこで、人工血小板として、止血局所に集積する残存血小板に働いて、著しく低下している1次止血機能を増強する薬物をつくり出すことが現実的かつ合理的である。すなわち、人工血小板は血小板の代わりとなるものではなく、あくまでも血小板の機



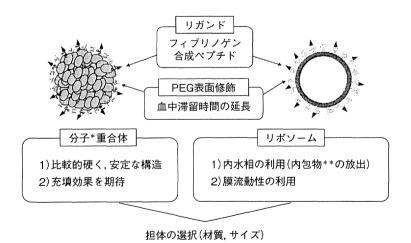


〈血小板凝集補助〉

図1 止血血栓の形成と人工血小板の機能

能を補強もしくは増強することで、血小板減少症や機能 低下症などで障害されている1次止血機能を補助する (血小板代替薬)かあるいは止血機能を増強する薬剤(止 血薬)として開発されている。

人工血小板創製への最初の試みは、フィブリノゲンあ るいはその関連合成ペプチド(GPIIb/IIIa複合体結合部 位)を共有結合で表面修飾したヒト赤血球である。フィ ブリノゲン結合赤血球はin vitroでアゴニスト惹起血小 板凝集を用量依存性に増強し、血小板が減少したラット の延長した出血時間を短縮した⁴。フィブリノゲンの α 鎖の2ヵ所に存在してGPIIb/IIIa複合体と特異的に結合 する最少単位であるArginine-Glycine-Asparatic acid(以 下、RGD) 配列を含む合成ペプチド(CGCRGDF) が結 合した赤血球(thromboerythrocyte)も同様の血小板 凝集増強作用を認めた5。これらの修飾赤血球は、アゴ ニストにより活性化された血小板と、フィブリノゲンの 活性化依存性受容体のGPIIb/IIIa複合体を介して選択的 に結合することで, 血小板血栓(血小板凝集)を増強す る。これらの報告をきっかけとして,人工血小板として, 流血中の活性化されていない血小板とは結合せずに,止 血部位に集積した活性化血小板を特異的に認識する粒子 を設計する方向性が確立された(図1)。すなわち、生 体適合性に優れた担体を選択し、血中滞留時間をできる だけ延長させるためにポリエチレングリコール鎖(以下、 PEG) で表面修飾し、活性化血小板を標的として、止血 局所への特異的な集積を誘導するリガンドを結合させた 微粒子の開発が次々と行われ、現在に至っている (図2)。 リガンドとしてはフィブリノゲンあるいはその結合単位 配列(RGDあるいはH12)を含んだ合成ペプチドが用い られている。



*:ヒトアルブミン, PLGA

**: ADP

図2 人工血小板の設計

人工血小板の開発状況

広義の人工血小板は、ヒト由来の血小板もしくはその 断片を用いた血小板由来産物 (platelet products) と,一 部もしくはすべての構成成分が人工物であるいわゆる狭 義の人工血小板 (artificial platelets) に大別される^{1~3)}。 前者には、凍結乾燥処理したヒト血小板(Stasix™. ThrombosomesTM)と血小板膜断片(infusible platelet membrane: IPM) (Cyplex™) がある。後者は、担体と してアルブミン微粒子、リン脂質小胞体:リポソームお よびポリ乳酸/グリコール酸共重合体 (poly (lactic-coglycolic acid):以下、PLGA) を用い、その表面にフィ ブリノゲンやその合成ペプチド(RGDあるいはH12)な どをコートした微粒子が開発され、ヒトフィブリノゲン を表面固定したアルブミン微粒子(Synthocyte™や Fibrinoplate-S™) が初期臨床試験に供された^{2,3)}。ヒト 由来のアルブミン(遺伝子組換えアルブミンが開発され ている) やフィブリノゲンを使用したものは生物由来製 剤として規制を受けるため、開発の方向性は生物由来成 分を一切使用しない完全型人工血小板にシフトしてきた (図3)。

1. フィブリノゲン結合アルブミン微粒子

1995年には、平均径が 1.2μ mのアルブミン・マイクロスフェア(Fibrinoplate-STM)が、1999年には、より大型の平均径 $3.5 \sim 4.5 \mu$ mのアルブミン・マイクロカプセル(SynthocyteTM)が報告され、前者はフェーズ III 、後者は少なくともフェーズ III までの臨床試験が行われた。特に、Fibrinoplate-STMは、63,214人の白血病や再生不良性貧血等の血小板減少患者(血小板数 $3 \, T/\mu$ L以下)

への二重盲検比較対照試験で、出血時間の短縮効果が投与後24時間後でも有意に持続することが報告された6。一方、SynthocyteTMは、抗がん剤により惹起された血小板減少ウサギに投与することで耳介出血時間の短縮や腹部手術モデルでも術創からの出血量の減少効果が一定時間(3時間)持続し、止血局所への集積も形態的に証明され、有望な前臨床試験結果が公表された70。しかしながら、いずれもその後の経過の詳細は公表されておらず、未だ実用化に至っていない。さらに、第3の有望な人工物(HaemoPlaxTM)が開発されている。このHaemoPlaxTMは、アルブミン・マイクロスフェアの表面に、ヒトフィブリノゲンと高い親和性を有する合成ペプチドが固相

リガンド	担体/サイズ	製品名/報告者	適応	開発フェーズ
■血小板由来産物(凍結	乾燥品)			
	Lyophilized whole platelets	(Stasix [™] : Entegrion) (Thrombosomes [™] : Cellphire)	止血剤	前臨床
	Platelet membrane fragments	Infusible Platelet Membrane (Cyplex TM : Cypress Bioscience)	予防,治療	臨床 I / Ⅱ (開発中止)
■人工血小板:リガンド	結合微粒子			
Human Fibrinogen				
	Alb microcapsules $(3.5-4.5 \mu \text{m})$	$(Synthocytes^{TM}: ProFibrix)$	予防,治療	臨床I/Ⅱ (開発中止)
Human Fibrinogen				
(1)	Alb microspheres	(fibrinoplate-S [™] : Advanced Therapeutics)	予防,治療	臨床Ⅱ/Ⅲ
4	(1.2 μ m)	(HaemoPlax™ : Haemostatix)		前臨床
Human fibrinogen pep	otide (H12)			
ADP	liposomes (0.22 μ m)	(Y. Okamura <i>et al</i> , 2005-2009) (Y. Nishikawa <i>et al</i> , 2012)	治療	前臨床
Human fibrinogen pep	otide (RGD)/VBP&CBP			
\(\pi\)	liposomes (0.15 μ m)	(A. Sen Gupta <i>et al</i> , 2012)	止血剤	前臨床
Human fibrinogen pep	otide (RGD)			材
\Diamond	PLGA (0.17 μm)	(J.P. Bertram et al, 2009)	止血剤	前臨床

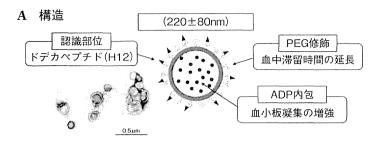
VBP: VWF-binding peptide, CBP: collagen-binding peptide

図3 人工血小板の開発状況

化されたもので、血中に投与すると、その表面にフィブリノゲンが速やかに吸着されることで、上記の人工物と同様の血小板代替機能を発揮するという。前臨床試験はすでに終了して、早期の臨床試験への移行を表明しているが、詳細は明らかでない。

2. フィブリノゲンペプチド結合ADP内包化リポソーム フィブリノゲンのGPIIb/IIIa複合体への結合部位は 2ヵ所ある。1つは α 鎖のRGD配列で、もう1つが γ 鎖のカルボキシ末端を構成する12個のアミノ酸配列 (400 HHLGGAKQAGDV 411 : H12)である。そこで、表面結合リガンドとしてRGD配列の代わりにH12合成ペプチドを、担体として血液適合性に優れかつすでに臨床応用がなされているリポソームを使用した完全型人工血小板 (H12 (ADP) リポソーム) が開発された。RGD配列は GPIIb/IIIa複合体以外のインテグリン・ファミリーにも認識され、血小板への特異性は高くない。一方、H12は GPIIb/IIIa複合体に限定された結合部位であり、結合親

和性は低いものの、活性化血小板への特異性は極めて高 い。H12 (ADP) リポソームは平均直径220nmのナノ 微粒子で、その止血作用を強化する目的で細胞活性化と ともに血小板より放出される生理的な血小板刺激物質の ADPを内包化させている (図4)⁸⁾。H12 (ADP) リポソー - ムは活性化した血小板に結合することで,出血部位に特 異的に集積し、血小板凝集を増強するとともに、凝集依 存性に内包化されたADPを放出することで、血小板に匹 敵する止血効果(出血時間短縮効果)を発揮することが 抗がん剤惹起ウサギ血小板減少症モデルで報告された。 交通事故などの多発性外傷や臓器損傷に伴う大量出血は, 血小板減少を伴って出血性ショックに陥りやすく、血小 板輸血が必要となる。しかしながら、実際の医療現場で は血小板製剤は入手困難であり、人工血小板のよい適応 である。肝臓損傷による大量出血ウサギモデルでの検討 では、H12(ADP) リポソームは血小板輸血と同等の止 血効果と救命率を示した (図5)⁹。H12 (ADP) リポソー



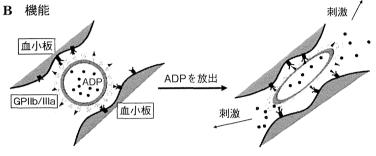
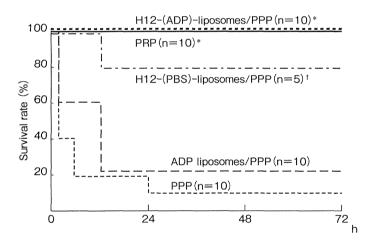


図4 H12 (ADP) リポソーム



全血脱血と洗浄赤血球の返血を8回繰返し作成した稀釈性血小板減少症ウサギにH12 (ADP) リポソーム(20mg/kg)と乏血小板血漿(PPP)を投与し、15分後に肝臓に貫通性損傷を与え、輪液のみの処置にて、動物の予後を観察。比較対照として、多血小板血漿(PRP)、PPPのみ、H12未結合リポソーム(ADP-リポソーム)およびADP未内包リポソーム(H12-PBSリポソーム)を用いた。

*: p<0.01 vs. PPP or ADPリポソーム.

〈文献 9)より引用〉

図5 肝臓外傷による大量出血ウサギモデルにおけるH12(ADP) リポソームの救命効果

ムの利点は、その表面をポリエチレングリコールで修飾することでその血中滞留時間を長く(平均6時間)でき、かつ肝臓などの臓器への蓄積性を認めないことである¹⁰。 3、多種類ペプチド結合リポソーム

ナノ粒子であるPEG表面修飾リポソームに3種類の合成ペプチドを付加した多機能型の人工血小板が最近開発された^{3,11)}。活性化血小板への特異性を高めた環状RGDペプチドとともに、血小板粘着の標的分子であるコラゲ

ンとVWFの結合配列由来の合成ペプチド(それぞれCBPおよびVBP)を結合したリポソームは、血小板凝集増強機能ばかりでなく血小板粘着のプロセスにも直接関与して、血小板による止血機能を増強するとされる(図1)。実際、健常マウスの尾切出血時間を強力に短縮する作用が認められていることから、止血薬としての開発の方向性が示唆される。一方、血小板輸血の適応となる血小板減少症への効果については定かではない。

4. フィブリノゲンペプチド結合低分子ポリマー この人工物は, 生体吸収性に優れて多方面の 医療材料に利用されているPLGAを担体として 用い、その表面をPEGで修飾し、その先端に RGD配列を含んだペプチド(GRGDS)を結合 させた. 粒径およそ170nmの微粒子である¹²⁾。 本微粒子は、活性化した血小板にのみ結合して 血小板の凝集を増強し、健常マウスの大腿動脈 からの出血を陰性対照物に比して有意により短 時間で止める機能がある。しかし、投与量を多 くすると血栓傾向が増強されるとされ、また血 中半減期も極めて短いことから、止血薬として の適応を目的としているようである。少なくと も、緊急避難的に止血薬として欧米では標準的 に使用されているリコンビナント活性化凝固第 VII因子(NovosevenTM)をはるかに凌駕する止 血効果を示している。

今後の展望

開発中の人工血小板の方向は、血小板代替薬か止血薬かである。血小板製剤に代わって何時でもどこでも使える長所がある反面、血小板を介してその機能が発揮されることから血小板が極端に減った状態で果たして機能するか未だに明らかでない点が不安材料である。さらに、止血予防を目的とした場合は時間的に余裕のある

ためその効果が確実な血小板製剤でこと足りる。従って、外傷出血等で緊急に使用する場合に適応は限られ、利潤を追求する企業にとっては開発意欲が削がれる。一方、血小板数にかかわらず使用できる止血薬であれば、企業的なインセンティブも働く。ただし、安全性において止血機能亢進作用は血栓傾向増強作用と表裏一体である。従って、現時点では戦場での緊急避難的な適応が第1のターゲットとなっている。米国等の国防予算により支援

 $^{^{\}dagger}$: p<0.01 vs. PPP and p<0.05 vs. ADPリポソーム

されたバイオベンチャーが開発を主導している現状から、 詳細なデータはほとんど公表されていない。開発プロセスが公表されているのは、唯一我が国の公的資金の支援 により開発が進められているH12(ADP)リポソームのみ である。

引用文献

- 1) M.A. Blajchman: Substitutes and alternatives to platelet transfusions in thrombocytopenic patients, *J Thromb Haemost*, **1**, 1637–1641 (2003).
- 2) 半田 誠:人工血小板, 脈管学, 51, 333-378 (2011).
- 3) C.L. Modery-Pawlowski, L.L. Tian *et al.*: Approaches to synthetic platelet analogs, *Biomaterials*, **34**, 526–541 (2013).
- 4) G. Agam, A.A. Livine: Erythrocytes with covalently bound fibrinogen as a cellular replacement for the treatment of thrombocytopenia, *Eur J Clin Invest*, **22**, 105–112 (1992).
- 5) B.S. Coller, K.T. Springer *et al.*: Thromboerythrocytes, In vitro studies of a potential autologous, semi-artificial alternative to platelet transfusion, *J Clin Invest*, **89**, 546–555 (1992).

- 6) Advanced Therapeutics Inc. HP : http://www.advtx.com/Fibrinoplate-s-details.htm
- 7) M. Levi, P.W. Friedrich *et al.*: Fibrinogen–coated albumin microcapsules reduce bleeding in severely thrombocytopenic rabbits, *Nat Med*, **5**, 107–111 (1999).
- 8) 岡村陽介, 半田 誠:ナノ粒子と血小板の相互作用:完全人工系血小板代替物への応用を目指して, International Review of Thrombosis, 8, 34-41 (2013).
- 9) K. Nishikawa, K. Hagisawa *et al.*: Fibrinogen γ-chain peptide-coated, ADP-encapsulated liposomes rescue thrombocytopenic rabbits from non-compressible liver hemorrhage, *J Thromb Haemost*, **10**, 2137-2148 (2012).
- 10) K. Taguchi, H. Ujihira *et al.*: Pharmacokinetic Study of the Structural Components of Adenosine Diphosphate-encapsulated Liposomes Coated with Fibrinogen y-Chain Dodecapeptide as a Synthetic Platelet Substitute, *Drug Metab Dispos*, 2013 (in press).
- 11) C.L. Modery-Pawlowski, L.L. Tian *et al.*: In vitro and in vivo hemostatic capabilities of a functionally integrated platelet-mimetic liposomal nanoconstruct, *Biomaterials*, **34**, 3031–3041 (2013).
- 12) J.P. Bertram, C.A. Williams *et al.*: Intravenous hemostat: nanotechnology to halt bleeding, *Sci Transl Med*, **1**, 11–22 (2011).



Epitope Mapping for Monoclonal Antibody Reveals the Activation Mechanism for $\alpha V\beta 3$ Integrin

Tetsuji Kamata¹*, Makoto Handa², Sonomi Takakuwa¹, Yukiko Sato¹, Yohko Kawai³, Yasuo Ikeda⁴, Sadakazu Aiso¹

1 Department of Anatomy, Keio University School of Medicine, Shinjuku-ku, Tokyo, Japan, 2 Center for Transfusion Medicine and Cell Therapy, Keio University School of Medicine, Shinjuku-ku, Tokyo, Japan, 3 Preventive Health Examination Center, International University of Health and Welfare, Minato-ku, Tokyo, Japan, 4 The Faculty of Science and Engineering, Graduate School of Advanced Science and Engineering, Waseda University, Shinjuku-ku, Tokyo, Japan

Abstract

Epitopes for a panel of anti- α Vβ3 monoclonal antibodies (mAbs) were investigated to explore the activation mechanism of α Vβ3 integrin. Experiments utilizing α V/ α Ilb domain-swapping chimeras revealed that among the nine mAbs tested, five recognized the ligand-binding β -propeller domain and four recognized the thigh domain, which is the upper leg of the α V chain. Interestingly, the four mAbs included function-blocking as well as non-functional mAbs, although they bound at a distance from the ligand-binding site. The epitopes for these four mAbs were further determined using human-to-mouse α V chimeras. Among the four, P3G8 recognized an amino acid residue, Ser-528, located on the side of the thigh domain, while AMF-7, M9, and P2W7 all recognized a common epitope, Ser-462, that was located close to the α -genu, where integrin makes a sharp bend in the crystal structure. Fibrinogen binding studies for cells expressing wild-type α Vβ3 confirmed that AMF-7, M9, and P2W7 were inhibitory, while P3G8 was non-functional. However, these mAbs were all unable to block binding when α Vβ3 was constrained in its extended conformation. These results suggest that AMF-7, M9, and P2W7 block ligand binding allosterically by stabilizing the angle of the bend in the bent conformation. Thus, a switchblade-like movement of the integrin leg is indispensable for the affinity regulation of α Vβ3 integrin.

Citation: Kamata T, Handa M, Takakuwa S, Sato Y, Kawai Y, et al. (2013) Epitope Mapping for Monoclonal Antibody Reveals the Activation Mechanism for αVβ3 Integrin. PLoS ONE 8(6): e66096. doi:10.1371/journal.pone.0066096

Editor: Donald Gullberg, University of Bergen, Norway

Received January 30, 2013; Accepted May 2, 2013; Published June 20, 2013

Copyright: © 2013 Kamata et al. This is an open-access article distributed under the terms of the Creative Commons Attribution License, which permits unrestricted use, distribution, and reproduction in any medium, provided the original author and source are credited.

Funding: This work was supported by Health and Labor Sciences Research Grants (Research on Public Essential Drugs and Medical Devices) from the Ministry of Health, Labour and Welfare, Japan (to TK and MH), and by a grant from Keio Gijuku Fukuzawa Memorial Fund for the Advancement of Education and Research, Japan (to TK). The funders had no role in study design, data collection and analysis, decision to publish, or preparation of the manuscript.

Competing Interests: The authors have declared that no competing interests exist.

* E-mail: kamata@z7.keio.jp

Introduction

Integrins are a family of α/β heterodimeric transmembrane cell surface receptors that mediate the cell-extracellular matrix and cell-cell interactions. The hallmark of integrin-dependent adhesive interactions is their regulation by intracellular signaling events (inside-out signaling). In addition to mediating adhesive interactions, liganded integrins initiate signals inside the cell to modify cell behavior (outside-in signaling) [1]. This integrin-mediated bidirectional signaling is closely associated with the structural rearrangement of the integrin itself. The crystal structure of the extracellular domains of αVβ3 and αIIbβ3 integrin revealed that the α chain consists of the N-terminal β -propeller domain followed by the thigh, calf-1, and calf-2 domains and that the β chain consists of the PSI, βA , hybrid, four EGF, and βT domains [2,3]. The β -propeller and the βA domains non-covalently associate with each other to form a globular head that is observable using conventional electron microscopy (EM) [4]. By contrast, the thigh, calf-1, and calf-2 domains of the α chain and the PSI, hybrid, EGF, and βT domains of the β chain form a leg-like region, respectively. The most striking feature revealed in the crystal structure is the orientation of the head. The two legs in the crystal structure fold back at a 135-degree angle between the thigh and the calf-1 domains and between the EGF-1 and EGF-2 domains, unlike the straight leg observed using conventional EM. Consequently, the head region points downward, facing the plasma membrane. The discrepancies between these two structures were reconciled by a high-resolution EM image of the extracellular domains of recombinant $\alpha V\beta 3$ integrin [5]. These observations revealed that $\alpha V\beta 3$ could adopt multiple distinct structures, including the bent and the extended conformers observed in the crystal structure and conventional EM studies, respectively. Since Mn²⁺ and ligand peptide significantly increased their number, the extended form appeared to represent the high-affinity state, and the bent conformer was thought to represent the low-affinity state. Thus, the transition from one conformer to the other (the so-called switchblade-like movement) might account for the affinity regulation of the integrin. Consistent with these findings, genetically engineered allb\beta3 constrained in the bent state interfered with the binding of macromolecular ligands, while αIIbβ3 constrained in the extended state exhibited maximal activation [6,7]. Finally, aIIbβ3 embedded in nanodiscs underwent extension in the presence of a talin head domain that binds to the \$\beta 3\$ cytoplasmic domain, suggesting that the switchblade-like transition actually occurs during inside-out signaling [8]. Aside from the switchblade-like movement, substantial structural rearrangement has been observed in the head region. An EM study of α5β1 integrin complexed with a fibronectin fragment revealed that the β hybrid domain swings out upon ligand binding [9]. The

crystal structures of $\alpha IIb\beta 3$ head regions complexed with short ligand peptides or ligand mimetics have provided detailed information [3,10]. This swing-out movement is accompanied by the rearrangement of the ligand-binding and/or cation-binding loops in the βA domain, thereby regulating ligand binding. In agreement with these findings, attempts to constrain the movement of the hybrid domain in a swing-out (open headpiece) or a swing-in (closed headpiece) position revealed that this movement is critical not only for $\beta 3$ integrin activation [7,11], but also for $\beta 1$ and $\beta 2$ integrins [12–14]. Thus, these results suggest that extension and an open headpiece conformation are independently required for high-affinity ligand binding.

However, contradicting reports have suggested that integrin extension is not an essential event for ligand binding. The crystal structure of αVβ3 complexed with a small peptide ligand revealed that the bent conformer is capable of binding a ligand [15]. Understandably, $\alpha V\beta 3$ was unable to undergo gross structural rearrangements upon ligand binding under the constraints of the crystal lattice in this experiment. However, a single particle analysis of $\alpha V\beta 3$ complexed with a recombinant fibronectin fragment has shown that $\alpha V\beta 3$ can bind to a macromolecular ligand when it is in a bent state in the presence of Mn²⁺ [16]. The measurement of fluorescent energy transfer between the mAb bound to the β-propeller domain and the plasma membrane in live cells revealed that $\alpha V\beta 3$ remains in a bent conformation when activated by Mn²⁺ or an activating mutation [17]. These lines of evidence suggest that the bent conformer is capable of binding not only small ligands, but also macromolecular ligands without undergoing substantial structural rearrangements of $\alpha V\beta 3$ integrin.

Most of the structural and/or functional studies on integrins described above have been performed using genetically manipulated molecules. Thus, it is impossible to negate the possibility that those manipulations could have an unexpected effect on the folding/gross structure of the molecule. If this were the case, interpretation of the whole data would be jeopardized. For these reasons, alternative approach is required to investigate the mechanism of integrin activation. In this study, we examined epitopes for numerous anti-αVβ3 monoclonal antibodies, some of which have been known to interfere with the $\alpha V\beta 3$ -based functions of cells. To our surprise, some of the function-blocking mAbs bound to the thigh domain of the aV chain, which does not contain a ligand-binding site. Further investigation using cells expressing human-to-mouse αV chimeras revealed that three mAbs shared an amino acid residue located above the α-genu as a common epitope. These mAbs inhibited fibrinogen binding to $\alpha V\beta$ 3-expressing cells to varying extents. To elucidate the blocking mechanism of these mAbs, αVβ3 constrained in the extended conformation was engineered. This mutant αVβ3 was highly active, compared with the wild-type, and bound fibrinogen even in the presence of Ca²⁺, which is known to inhibit αVβ3-ligand interactions. All the genu-binding mAbs failed to inhibit fibringen binding to the mutant $\alpha V\beta 3$, suggesting that these mAbs block ligand binding allosterically by restricting the angle of the bend. Our findings are consistent with the hypothesis that the ligandbinding activity of integrin can be regulated by the switchbladelike movement of the leg structure of integrin centering on the genu.

Materials and Methods

Antibodies and Reagents

Normal mouse IgG was purchased from Sigma-Aldrich (St. Louis, MO). The mAbs against αV (CD51), $\beta 3$ (CD61), or $\alpha V \beta 3$

complex (CD51/CD61) were obtained from the following sources. Non-functional anti-β3 mAb VNR5-2 has been previously characterized [18]. Anti-β3 mAb SZ21 and anti-αV mAbs AMF-7 [19] and 69-6-5 [20] were purchased from Beckman Coulter (Fullerton, CA). Anti-aV mAbs 17E6 [21] and P2W7 [22] were purchased from Calbiochem (La Jolla, CA) and R&D Systems (Minneapolis, MN), respectively. Anti-αV mAbs P3G8 [23], M9 [24], and anti-αVβ3 complex-specific mAbs LM609 [25] were purchased from Chemicon International (Temecula, CA). Anti-αVβ3 complex-specific mAb 23C6 [26] were purchased from BD Pharmingen (San Diego, CA). Hybridomas producing anti-β3 mAb 7E3 [27] and anti-αVβ3 complex mAb 10C4.1.3 [28] were obtained from the American Type Culture Collection (Manassas, VA). RPE-conjugated goat anti-mouse polyclonal antibody was purchased from Biosource (Camarillo, CA). The synthetic peptide Gly-Arg-Gly-Asp-Ser (GRGDS) was purchased from the Peptide Research Institute (Osaka, Japan). Fluorescein-isothiocyanate (FITC) was purchased from Sigma-Aldrich (St. Louis, MO). Human fibrinogen was purchased from Enzyme Research Laboratories (South Bend, IN).

Construction of Mutant aV cDNA Clones

The full-length cDNAs for the integrin aV, aIIb and \(\beta 3 \) subunits, which were generous gifts from Dr. Joseph C. Loftus (Mayo Clinic Scottsdale, AZ), were cloned into the mammalian expression vector pBJ-1, which was kindly provided by Dr. Mark Davis (University of California, San Francisco). The cDNAs for the $\alpha V/\alpha IIb$ domain-swapping chimeras VT, VC1, and VC2 were created using the overlap extension PCR method. The cDNAs for the B/V, V/B, T, C1, and C2 chimeras have been described elsewhere [29]. The domain boundaries for each chimera were set as shown in Fig. 1. The cDNAs for the human-to-mouse αV mutants I441V, T460ICP (T460I/S462P), T460I, S462P, V486T, N492H, E496DV (E496D/L497V), Y515HN (Y515H/S516N), S520V, N524T, I527VF (I527V/ S528F), I527V, S528F, L532Q, I539V, Y565Q, T571A, and I586V and the cDNA for αV-to-αIIb mutants Q456P, D457A, N458V, T460S, G465Q, A467K, L468T, and K469P and the cDNA for αV mutant Q589NAT (Q589N/H591T) were created using site-directed mutagenesis and a Transformer Site-Directed Mutagenesis Kit (BD Biosciences, San Jose, CA).

Cell Culture and Transfection

Chinese hamster ovary (CHO)-K1 cells, obtained from the American Type Culture Collection (Manassas, VA), were cultured in Dulbecco's modified Eagle's medium (Invitrogen, Carlsbad, CA) supplemented with 10% fetal calf serum (Hyclone, Logan, UT), 1% penicillin and streptomycin (Invitrogen, Carlsbad, CA), and 1% non-essential amino acids (Sigma-Aldrich, St. Louis, MO) and maintained at 37°C in a humidified incubator supplemented with 5% CO₂. Fifty micrograms of αV or αIIb cDNA construct was co-transfected with 50 μg of $\beta 3$ cDNA construct into CHO-K1 cells using electroporation. After 48 hours, the cells were detached and used in further experiments.

Flow Cytometry

Cells were detached with phosphate-buffered saline (PBS) containing 3.5 mM EDTA. After washing, the cells were incubated with 10 µg/mL of mAb in modified HEPES-Tyrode buffer (HTB; 5 mM HEPES, 5 mM glucose, 0.2 mg/mL bovine serum albumin, 1× Tyrode's solution) supplemented with 1 mM CaCl₂ and 1 mM MgCl₂ for 30 min at 4°C. After washing, the cells were incubated with an RPE-conjugated F(ab')₂ fragment of goat anti-mouse IgG for 30 min at 4°C. After washing, the cells

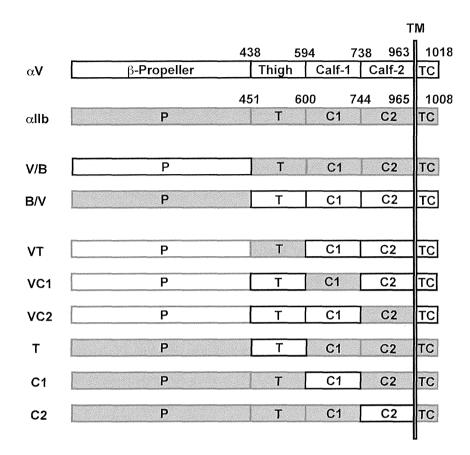


Figure 1. Schematic representation of α V/αIIb chimeras. The abbreviations P, T, C1, C2, and TC in the figure stand for β -propeller, thigh, calf-1, calf-2, and transmembrane-cytoplasmic domain, respectively. The numbers indicate the domain boundaries used to create the chimeras. doi:10.1371/journal.pone.0066096.g001

were resuspended in HEPES-buffered saline (HBS; 10 mM HEPES, 150 mM NaCl, pH 7.4) containing 1 mM CaCl₂ and 1 mM MgCl₂; the fluorescence was then measured using a FACSCalibur (BD Biosciences, San Jose, CA).

Fibrinogen Binding Assay

FITC labeling of human fibrinogen was performed as previously described [30]. Forty-eight hours after transfection, the cells were detached and washed once with HTB. The $\alpha V\beta 3$ -transfected cells were incubated with anti-\(\beta\)3 mAb VNR5-2 followed by incubation with an RPE-conjugated F(ab')2 fragment of goat antimouse IgG. After washing, the cells were incubated with 340 µg/ mL of FITC-labeled fibrinogen with or without 1 mM GRGDS peptide in HTB containing 1 mM CaCl2 and 1 mM MgCl2 or containing 2 mM MgCl₂ and 5 µM EGTA for 2 hours at 4°C. After washing, fluorescence was measured using a FACSCalibur. The mean Fbg binding (FL1) to cell populations expressing a high β3 (FL2>1000) was calculated. Background binding in the presence of 1 mM GRGDS peptide was subtracted to obtain the specific binding. In the monoclonal antibody inhibition assays, after staining with primary and secondary antibodies, the cells were resuspended in HTB. Then an equivalent volume of 200 µg/ mL mAb solution in PBS was added to yield a final concentration of 100 µg/mL. As a control, an equivalent volume of PBS was added instead of the mAb solution. Then FITC-labeled fibrinogen, MgCl₂, and EGTA were added at concentrations of 340 µg/ mL, 2 mM, and 5 μM, respectively. The specific fibrinogen binding was normalized using the expression of $\alpha V\beta 3$ on the cell surface and by dividing the MFI (FL1) obtained in the presence of each mAb by the MFI (FL2) of the gated cell population.

Immunoprecipitation

Biotin labeling of the cell surface protein was performed using Sulfo-NHS-Biotin (Thermo Scientific, Rockford, IL), following the manufacturer's instructions. Cells were lysed in 1 mL of lysis buffer (100 mM n-octylglucopyranoside, 20 mM N-ethyl maleimide, 1 mM PMSF, 25 mM Tris-HCl, and 150 mM NaCl, pH 7.4). After removing the insoluble material by centrifugation, the supernatant was used for further analysis. Two hundred microliters of cell lysate was precleared by adding 1 µg of mouse IgG, together with 20 μL of Protein G agarose beads. After centrifugation, the supernatant was recovered and further incubated with 1 μg of VNR5-2, together with 20 μL of Protein G agarose beads overnight at 4°C. Then the supernatant was discarded, and the remaining Protein G agarose beads were washed 3× with washing buffer (25 mM Tris-HCl, 150 mM NaCl, 0.01%TritonX-100 [pH 8.0]). After washing, the samples were subjected to 7.5% SDS-PAGE, transferred to a polyvinylidene difluoride membrane, probed with horseradish peroxidaseconjugated avidin, and detected using chemiluminescence with the West Pico Chemiluminescent Substrate (Thermo Scientific, Rockford, IL).

Table 1. MAb binding to cells expressing tail-swapping chimeras.

	mlgG	10C4	23C6	LM609	17 E 6	69-6-5	AMF-7	M9	P2W7	P3G8	SZ21
СНО	5,26	4.77	4.34	4.48	4.94	5.23	3.57	3.15	18.99	4.25	3.63
β3	2.72	55.83	70.09	61.93	3.64	4.66	2.92	3.93	4.08	5.84	49.89
αVβ3	3.47	61.09	77.73	68.92	67.32	64.4	64.17	71.05	57.59	63.15	54.52
αΙΙβ3	3.92	57.69	58.25	65.47	3.66	4.25	3.07	4.08	4.61	5.56	51.73
V/B	4.18	58.73	69.11	61.9	53.13	45.19	3.08	3.78	6.00	6.36	52.16
B/V	4.24	51.6	63.63	57.3	7.11	6.44	58.39	63.47	49.97	55.63	49.16

MAb binding to cells expressing wild-type human β3 (β3), wild-type human αVβ3 (αVβ3), wild-type human αllbβ3 (αllbβ3), tail-swapping mutants (V/B, B/V), and to parent CHO cells (CHO) was examined. The numbers represent the percentage of the cell population stained with each mAb.

Results

Epitope for functional anti- αV mAb is localized close to the α -genu

To probe the regulatory mechanism of integrin activation, epitopes for numerous anti-αVβ3 mAbs were examined. For this purpose, we generated a series of αV/αIIb chimeras. The B/V, V/B, T, C1, and C2 chimeras have been previously described [29]. Additionally, we created the VT, VC1, and VC2 chimeras in the present study (Fig. 1). These chimeric α chains were expressed together with the wild-type \(\beta \) chain in CHO cells, and the binding of a panel of mAbs to these cells was examined using FACS. All nine anti-αVβ3 mAbs that were tested bound to cells expressing wild-type $\alpha V\beta 3$ but not to cells expressing $\alpha IIb\beta 3$ or to parent CHO cells, with the exception of 10C4, 23C6, and LM609, which showed a partial reactivity with cells expressing αIIbβ3 (Table 1). However, the MFI values obtained for these 3 mAbs with αIIbβ3-expressing cells were significantly lower than the MFI values obtained with αVβ3-expressing cells (data not shown). In addition, these 3 mAbs also bound to cells expressing wild-type \(\beta \)3 alone. These results suggested that 10C4, 23C6, and LM609 crossreacted with the hamster αV/human β3 hybrid. The other mAbs (AMF-7, M9, P2W7, and P3G8) bound to cells expressing B/V, but not to cells expressing V/B. In contrast, 17E6 and 69-6-5 bound to cells expressing V/B, but not to cells expressing B/V (Table 1). These results clearly indicated that the epitopes for mAbs 17E6 and 69-6-5 are contained in the N-terminal βpropeller domain and that the epitopes for mAbs AMF-7, M9, P2W7, and P3G8 are contained in the C-terminal leg region, consisting of the thigh, calf-1, and calf-2 domains. On the other hand, the mAbs 10C4, 23C6, and LM609 bound to cells expressing B/V as well as those expressing V/B. The MFI obtained with B/V was equivalent to the value obtained with cells expressing $\beta 3$ alone and was significantly lower than that obtained with V/B (data not shown). These results suggested that the epitopes for 10C4, 23C6, and LM609 are localized in the βpropeller domain, but not the leg region.

Understandably, all the head-binding mAbs block ligand binding. However, some of the leg-binding mAbs also reportedly block cell adhesion, despite the fact that they bind to sites distant from the ligand-binding domain. To explore the mechanism by which these mAbs affect the $\alpha V\beta 3$ -ligand interaction, we decided to further localize the epitopes for these mAbs. To determine which domains these four leg-binding mAbs bind, individual domain sequences were exchanged between the αV and the αIIb chains. The resulting domain-swapping chimeras (T, C1, C2, VT, VC1, and VC2) were expressed together with wild-type $\beta 3$ in CHO cells. The reactivity of these mAbs with $\alpha V\beta 3$ was lost only

when the αV thigh domain sequences were replaced with the corresponding αIIb sequences (VT). In contrast, these mAbs gained reactivity with $\alpha IIb\beta 3$ when the αIIb thigh domain sequences were replaced by the corresponding αV sequences (T) (Table 2). These results clearly indicated that the epitopes for the leg-binding mAbs are entirely confined in the thigh domain of the αV chain, and not in the calf-1 or calf-2 domains.

To further localize the epitopes for these leg-binding mAbs, short stretches of amino acid sequences in the thigh domain of human αV were replaced with the corresponding mouse αV sequences. The amino acid sequences of the mouse aV thigh domain differ from those of the human αV at 18 positions (Fig. 2). We initially created 14 human-to-mouse αV mutants and expressed them with wild-type β3 in CHO cells. As shown in Table 3, AMF-7, M9, and P2W7 failed to bind to cells expressing the T460ICP mutant, whereas P3G8 did not bind to cells expressing the I527VF mutant. None of the other mutations had a significant impact on the binding of these mAbs. The amino acid residues in the 460-462 and 527-528 regions were individually mutated to the corresponding mouse residues to identify the individual amino acid residues that were essential for the binding of these mAbs. As a result, S462P significantly blocked the binding of AMF-7, M9, and P2W7; S528F significantly blocked the binding of P3G8.

Sharing a common epitope does not necessarily imply that AMF-7, M9, and P2W7 bind to exactly the same site. The binding interfaces of AMF-7, M9, and P2W7 were further investigated using $\alpha V/\alpha IIb$ chimeras. Although Ser-462 is located in a

Table 2. MAb binding to cells expressing domain-swapping chimeras.

	mlgG	AMF-7	М9	P2W7	P3G8	17E6	SZ21
СНО	7.83	5.86	5.72	15.51	5.78	5.91	4.8
αVβ3	5.6	68.11	78.41	63.75	67.97	76.32	59.23
VT	4.72	3.37	4.09	6.91	6.44	74.37	68.6
VC1	10.88	82.45	90.34	71.17	76.44	90.39	83.9
VC2	4.7	64.82	81.14	69.67	69.52	78.53	74.97
Т	6.4	49.93	62.12	45.45	44.62	4.45	62.75
C1	5.87	3.8	4.03	5.82	6.37	4.05	61.79
C2	5.36	5.53	5.16	6.57	8.25	6.8	71.52

The numbers represent the percentage of the cell population stained with each mAb.

doi:10.1371/journal.pone.0066096.t002

human αV 441	ITVNAGLEVYPSILNQDNKTCSLPGTALKVSCFNVRFCLKADGKGVLPRKLNFQVELLLD	500
mouse αV 441	V	500
human αllb 454	VKASVQ.L.QDPAV.S.VQ.KTPIQM.VG.T.HNIQSLNAQ	511
human αV 501	KLKQKGAIRRALFLYSRSPSHSKNMTISRGGLMQCEELIAYLRDESEFRDKLTPITIFME	560
mouse αV 501		560
human αllb 512	RQ.PRQGV.L.G.QQAGTTL.LDLGGKHSPI.HTTM.FADSVLSLN	571
human αV 561	YRLDYRTAADTTGLQPILNQFTPANISRQAHIL 593	
mouse αV 561	QAv 593	
human αllb 571	VS.PPTEMA.AVVLHGDTHVOE.TR.V 599	

Figure 2. Comparison of amino acid sequences comprising the thigh domains. We show the amino acid residues 441 to 593 of the human and the murine αV chain compared with the homologous residues 454 to 599 of the human αII chain that differ from the human αV residues. The line connecting two Cys residues represents a disulfide link, doi:10.1371/journal.pone.0066096.g002

disulfide-bonded loop, any involvement of other residues in the binding of these mAbs was impossible to determine using human-to-mouse chimeras. For this reason, amino acid residues 456–469 were mutated to the homologous residues in αIIb (Fig. 2) and expressed together with wild-type $\beta 3$ in CHO cells. As shown in Fig. 3, these αV -to- αIIb mutations affected mAb binding differently. The binding of AMF-7, M9 and P2W7 were all impaired by G465Q and A467K. In addition, K469P significantly attenuated P2W7 binding. In the crystal structure, the disulfide-

Table 3. MAb binding to cells expressing human-to-mouse αV mutants.

	mlgG	AMF-7	M9	P2W7	P3G8	17E6	SZ21
СНО	3.62	2.56	2.95	13.3	3.2	4.07	1.16
WT	6.8	74.11	85.85	78.21	83.47	87.07	71.41
1441V	4.15	76.76	70.66	72.64	77.61	79.97	70.78
T460ICP	5.15	5.84	3.26	7.01	70.72	77.52	65.15
T460I	5.88	62.11	63.27	54.8	56.43	70.81	64.01
S462P	5.52	14.66	3.75	17.17	66.41	76.18	66.88
V486T	11.93	72.65	78.35	71.75	64.14	82.23	71.1
N492H	10.04	70.78	79	70.14	72.01	82.49	73.56
E496DV	14.9	73.25	76.95	67.31	75.08	75.01	58.72
Y515HN	8.47	59.79	67.31	59.04	65.69	66.81	50.75
S520V	8.33	65.13	72.76	61.29	73.55	71.38	60.68
N524T	12.98	60.75	69.31	58.6	65.03	66.37	57.98
1527VF	9.55	74.93	78.94	59.25	9.26	84.31	81.13
1527V	3.12	75.57	78.3	64.88	77.78	83.6	67.47
S528F	5.32	80.94	82.19	76.5	10.59	85.83	78.1
L532Q	26.68	62.2	77.22	58.2	62.38	76.84	71.26
1539V	13.13	73.98	67.01	57.12	68.84	76.24	64.92
Y565Q	11.64	70.1	77.22	64.52	71.32	80.13	72.63
T571A	27.84	68.76	69.91	54.89	59.55	75.22	75.28
1586V	9.99	70.96	78.21	61.16	70.96	68.54	76.34

The numbers represent the percentage of the cell population stained with each mAb. Bindings significantly lower than those for 17E6 or SZ21 are marked in red.

doi:10.1371/journal.pone.0066096.t003

bonded loop including Ser-462 is located above the α -genu (Fig. 4). Although Asp-457, Ala-467, and Lys-469 were separated in the primary structure, they were all located close to Ser-462 in the tertiary structure. On the other hand, Ser-528 was located on the side of the thigh domain distal to the α -genu (Fig. 4).

MAbs that bind to the α -genu affected ligand binding differently

To confirm the effect of these leg-binding mAbs on αVβ3-ligand interactions, fibringen binding to aVB3-transfected cells was examined in their presence. FITC-labeled fibrinogen was incubated with $\alpha V\beta 3$ -expressing cells, and bound fibrinogen was measured using FACS. However, cells expressing the wild-type αVβ3 did not bind fibrinogen in the presence of 1 mM Mg²⁺ and 1 mM Ca²⁺. Ca²⁺ is known to block αVβ3-ligand interactions, while Mg²⁺ supports such interactions. For this reason, 2 mM Mg²⁺ was utilized together with 5 μM EGTA to remove residual Ca^{2+} from the buffer. Under this cation condition, wild-type $\alpha\mathrm{V}\beta3$ exhibited modest fibrinogen binding (Fig. 5A). Next, the effect of the anti-αVβ3 mAbs was examined using the same cation condition. The function-blocking anti- $\beta 3$ mAb 7E3, which binds to the ligand-binding βA domain, significantly inhibited fibrinogen binding to cells expressing wild-type αVβ3. In contrast, anti-αV mAb P3G8 did not affect the binding. All three mAbs that bind above the α-genu blocked binding, albeit not as potently as 7E3 (Fig. 5B). A high-resolution EM study of recombinant $\alpha V\beta 3$ revealed that the leg of the αV undergoes a bending/extending movement at the genu. These results suggest the possibility that the three mAbs might regulate the activity of $\alpha V\beta 3$ by stabilizing the angle of the bend in favor of the bent conformation. To examine whether this situation actually occurs, fibrinogen binding was examined on cells expressing αVβ3 constrained in the extended conformation. To constrain $\alpha V\beta 3$ in the extended state, an N-glycosylation site consisting of an N-X-T/S motif was introduced at amino acid residue Gln-589 of aV, which is located at the back of the genu (Fig. 4). The resulting Q589NAT mutation was thus expected to prevent $\alpha V\beta 3$ from adopting a bent conformation. An SDS-PAGE analysis of the $\alpha\mathrm{V}\beta3$ that immunoprecipitated with the anti-αV mAb revealed that the αV chain with the Q589NAT mutation migrated slightly more slowly than the wild-type αV , indicating the attachment of an extra glycan to the mutant (Fig. 6A). The homologous Q595NTT mutation in α IIb has been shown to constitutively activate α IIb β 3 [7].

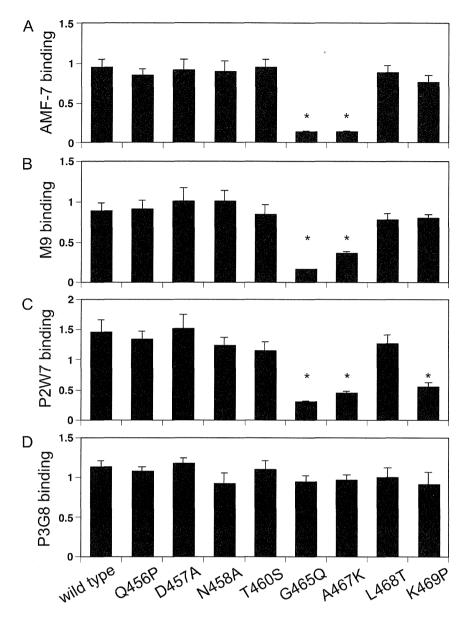


Figure 3. Effect of α V-to- α IIb mutation on the binding of the leg-binding mAbs. The amino acid residues 457–467 of the α V chain were individually mutated to the corresponding α IIb residues. The mutant α V was transiently expressed together with wild-type β 3 in CHO cells, and the binding of mAbs to these cells was examined by FACS. The ratio of the MFI obtained from the whole cell population with each mAb to that obtained with 7E3 is shown as normalized binding. Asterisks indicate binding that was less than 50% of the wild type. doi:10.1371/journal.pone.0066096.g003

Likewise, cells expressing the Q589NAT mutation exhibited robust fibrinogen binding, compared with cells expressing wild-type $\alpha V\beta 3$ (Fig. 6B). Finally, the effect of anti- $\alpha V\beta 3$ mAbs on fibrinogen binding to Q589NAT was examined using the same cation condition. As in the wild type, anti- $\beta 3$ mAb 7E3 significantly blocked binding. In contrast, the mAbs AMF-7, M9, and P2W7 all failed to inhibit binding, as did P3G8 (Fig. 6C). It appeared possible that the Q589NAT mutation might directly affect the binding of these mAbs. To exclude this possibility, the reactivity of these mAbs was compared between cells expressing wild-type $\alpha V\beta 3$ and cells expressing Q589NAT mutation. The result confirms that the Q589NAT mutation did not have any effect on the binding of AMF-7, M9, P2W7, or P3G8, as the binding of 7E3 (Fig. 7).

Discussion

We previously reported that extended $\alpha IIb\beta 3$ had a high affinity for fibrinogen, whereas bent $\alpha IIb\beta 3$ had a low affinity [7]. This previous study was based on a comparison of genetically engineered $\alpha IIb\beta 3$, in which the three-dimensional structure was constrained either in the extended or bent conformation. However, these artificially engineered conformers do not necessarily represent native conformations that wild-type proteins adopt during physiological activation. For this reason, we used another approach to investigate the role of integrin extension in affinity regulation. In the present study, we showed that 1) the epitope for a group of anti- αV mAbs is located above the α -genu at which the leg of the integrin molecule bends, 2) these mAbs had a partial blocking effect on the $\alpha V\beta 3$ -ligand interaction, 3) constraining

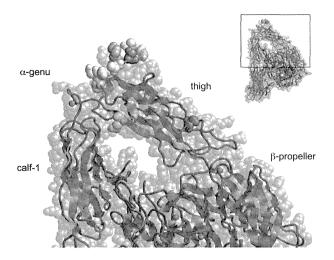


Figure 4. Locations of the critical residues for mAb binding in the three-dimensional $\alpha V\beta 3$ structure. The crystal structure of the αV chain is shown by the blue spacefill representation, with its backbone shown by the ribbon. The $\beta 3$ chain is shown by the gray ribbon. The epitope residues Ser-462 and Ser-528 are highlighted in red and magenta, respectively. Gly-465 and Ala-467 — which create a binding interface for AMF-7, M9, and P2W7 — are highlighted in yellow. Lys-469, important for P2W7 binding, is highlighted in orange. Residues that did not affect mAb binding when mutated are highlighted in white (see text). Gln-589 is highlighted in cyan. Note that Ser-462 is located above the α -genu, while Ser-528 is located on the side of the thigh domain distal to the α -genu.

doi:10.1371/journal.pone.0066096.q004

 $\alpha V\beta 3$ in its extended conformation resulted in robust activation, and 4) genu-binding inhibitory mAbs failed to block ligand binding to the extended $\alpha V\beta 3$ molecule. Our results are consistent with the switchblade hypothesis (in which integrin extension increases the

affinity for ligands), rather than the dead-bolt theory (in which integrin activation is restrained by the $\beta A/\beta T$ interaction, the disruption of which activates integrin without causing substantial extension).

Among the nine anti-αVβ3 mAbs that we tested, five of them — 10C4, 23C6, LM609, 17E6, and 69-6-5 — bound to the β propeller domain, which composes a ligand-binding site with the βA domain. Consistently, these mAbs reportedly block the function of $\alpha V\beta 3$ integrin [20,21,25,28]. On the other hand, among the four mAbs that bound to the thigh domain, AMF-7 reportedly inhibits cell adhesion [19] and M9 inhibits cell migration [24]. In contrast, P3G8 does not inhibit cell attachment to adhesive ligands [23], and no functional role has been reported for P2W7. We found these results surprising, since the thigh domain is located at a distance from the ligand-binding site. A fibrinogen binding study confirmed that AMF-7, M9, and P2W7 have a blocking effect on ligand binding, while P3G8 does not have any such effect (Fig. 5B). The effects of these mAbs were statistically significant. Notably, the function-blocking mAbs recognized the amino acid residue Ser-462, which is located within the disulfide-bonded loop above the α-genu, as a common epitope (Fig. 4). How can these genu-binding mAbs block ligand binding even though they bind at a site distant from the ligandbinding site? The genu-binding mAbs might block fibringen binding directly, depending on the orientation of the bound mAb. However, experiments using αV/αIIb domain-swapping chimeras suggest that the epitopes for the genu-binding mAbs are contained entirely within the thigh domain. These results indicate that the orientation of the bound mAbs relative to the bound ligand or the ligand-binding sites remains the same, regardless of the bent/ extended states. If true, the genu-binding mAbs would likely block the extended $\alpha V\beta 3$ as well. However, the results of our mAb blocking study on Q589NAT mutation suggest otherwise (Fig. 6C). These results seemed to indicate that the mAbs affected ligand binding via an allosteric mechanism, presumably by restricting the

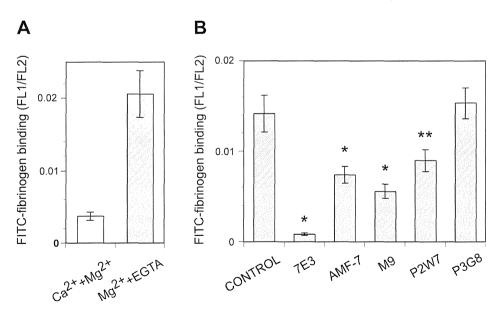


Figure 5. Effect of anti-αVβ3 mAbs on fibrinogen binding. A. FITC-fibrinogen binding to cells expressing αVβ3 in the presence of 1 mM Ca²⁺ and 1 mM Mg²⁺ (open column) or in the presence of 2 mM Mg²⁺ and 5 μ M EGTA (hatched column) is shown. The ratio of the MFI (FL1) to the MFI (FL2) in the gated cell population was used to normalize the binding with the expression of αVβ3 on the cell surface. B. FITC-fibrinogen binding to cells expressing wild-type αVβ3 in the presence of 2 mM Mg²⁺ and 5 μ M EGTA was examined. Binding in the presence of 100 μ g/mL of the indicated mAb is shown in the hatched column. An equivalent volume of PBS, instead of the mAb solution, was included to obtain the control binding. The asterisks indicate statistically different binding abilities, compared with the control (*P<0.01, **P<0.05). doi:10.1371/journal.pone.0066096.q005